



Europäisches Patentamt
European Patent Office
Office européen des brevets



⑪ Veröffentlichungsnummer: **0 625 571 A2**

⑫

EUROPÄISCHE PATENTANMELDUNG

⑬ Anmeldenummer: **94107323.1**

⑪ Int. Cl.⁵: **C12N 1/20, C12P 21/00,
C12N 9/80**

⑭ Anmeldetag: **11.05.94**

⑬ Priorität: **19.05.93 DE 4316928**

⑪ Anmelder: **Degussa Aktiengesellschaft
Weissfrauenstrasse 9
D-60311 Frankfurt (DE)**

⑭ Veröffentlichungstag der Anmeldung:
23.11.94 Patentblatt 94/47

⑫ Erfinder: **Wagner, Fritz, Prof. Dr.
Hohe Wiese 2**

⑬ Benannte Vertragsstaaten:
**AT BE CH DE DK ES FR GB GR IE IT LI LU MC
NL PT SE**

⑫ Erfinder: **Völkel, Dirk
Ackerstrasse 6
D-38226 Salzgitter (DE)**
Erfinder: **Bommarius, Andreas, Dr.
Liebigstrasse 18
D-60323 Frankfurt am Main (DE)**
Erfinder: **Drauz, Karlheinz, Prof. Dr.
Zur Marienruhe 13
D-63579 Freigericht (DE)**

⑬ Neue Mikroorganismen, deren Verwendung und Verfahren zur Herstellung von
L-Alpha-Aminosäuren.

⑭ 2.1. N-5-monosubstituierte Hydantoinen können fermentativ bzw. enzymatisch in die enantiomerenreine L- α -Aminosäure umgewandelt werden. Aufgabe sind neue Mikroorganismen, die einfach zu kultivieren sind und hohe L- α -Aminosäure-Ausbeuten aus verschiedenen Substraten ermöglichen.

2.2. Die Mikroorganismen DSM 7329 und 7330 sind geeignet zur Herstellung von L- α -Aminosäuren aus entsprechenden Hydantoinen oder Carbamoyl- α -Aminosäuren. Vorzugsweise erfolgt die Umsetzung mit ruhenden Mikroorganismen.

2.3. Herstellung von verschiedenen L- α -Aminosäuren.

EP 0 625 571 A2

Die Erfindung betrifft neue Mikroorganismen, die bei hohen spezifischen Aktivitäten die Fähigkeit besitzen, D-, oder L-, oder D,L-5-monosubstituierte Hydantoine oder D-, oder L-, oder D,L-N-Carbamoyl- α -Aminosäuren in die korrespondierenden, enantiomerenreinen L- α -Aminosäuren umzusetzen.

Bislang sind zur fermentativen bzw. enzymatischen Umwandlung von N-5-monosubstituierten Hydantoinen

5 in die enantiomerenreinen L- α -Aminosäure zahlreiche Methoden in der Literatur beschrieben oder zum Patent angemeldet worden (s. Syldatk, C., Müller, R., Pietzsch, M., Wagner, F., MICROBIAL AND ENZYMATIC PRODUCTION OF L-AMINO ACIDS FROM D,L-5-MONOSUBSTITUTED HYDANTOINS in: Biocatalytic production of amino acids and derivates (Rozell, J. D. and Wagner, F., eds.) Hanser Verlag, München, 1992, S. 129 - 176).

10 Yokozeiki, K., Sano, K., Eguchi, C., Iwagami, H. and Mitsugi, K. (1986): OPTIMAL CONDITIONS FOR THE ENZYMATIC PRODUCTION OF L-AROMATIC AMINO ACIDS FROM THE CORRESPONDING 5-SUBSTITUTED HYDANTOINS, Agric. Biol. Chem. 51, 729 - 736 und Yokozeiki, K., Hirose, Y. and Kubota, K. (1986): MECHANISM OF ASYMMETRIC PRODUCTION OF L-AROMATIC AMINO ACIDS FROM THE CORRESPONDING HYDANTOINS BY FLAVOBACTERIUM SP., Agric. Biol. Chem., 51, 737 - 746 be-

15 schreibt einen Reaktionsmechanismus für die Hydrolyse von 5-Arylalkylhydantoinen am Beispiel von 5-Benzylhydantoin mit einer aufgereinigten Hydantoinase aus Flavobacter sp. AJ-3912. Dabei wurden die relativen Geschwindigkeiten der Hin- und Rückreaktion ermittelt und gezeigt, daß die Hinreaktion von D-5-Benzylhydantoin zum N-Carbamoyl-D-phenylalanin deutlich langsamer erfolgte, als die Hydrolyse von L-5-Benzylhydantoin zum N-Carbamoyl-L-phenylalanin. Über den Mechanismus der enantioselektiven Hydrolyse 20 von 5-Alkylhydantoinen wurde keine Aussage getroffen, da D,L-5-Methylthioethylhydantoin nur in Spuren zu N-Carbamoyl-L-Methionin umgesetzt werden konnte.

25 Die Aufgabe der vorliegenden Erfindung ist neue Mikroorganismen zur Verfügung zu stellen, die einfach zu kultivieren sind und Enzyme herstellen, die in der Lage sind, in verhältnismäßig großen Mengen bzw. Geschwindigkeiten L- α -Aminosäuren aus D-, L- und/oder D,L-5-monosubstituierten Hydantoin und/oder einer D-, L- und/oder D,L-N-Carbamoyl- α -aminosäure herzustellen. Aufgabe ist auch ein entsprechendes Verfahren zur Herstellung von L- α -Aminosäuren sowie die Verwendung der Mikroorganismen.

30 Diese Aufgabe wird mit den Mikroorganismen DSM 7329 und DSM 7330 gelöst. Diese Mikroorganismen wurden am 17.11.1992 bei der DSM-Deutsche Sammlung von Mikroorganismen und Zellkulturen GmbH, Mascheroder Weg 1 B, D-3300 Braunschweig, hinterlegt, entsprechende Bescheinigungen liegen der Beschreibung bei.

Die neu isolierten und bei der Deutschen Sammlung von Mikroorganismen hinterlegten Mikroorganismen stellen neue Arten der Spezies Arthrobacter dar.

35 Das Verfahren zur Herstellung von L- α -Aminosäuren durch enzymatische Umsetzung eines D-, L- und/oder D,L-5-monosubstituierten Hydantoin und/oder einer D-, L- und/oder D,L-N-Carbamoyl- α -aminosäure wird durchgeführt, indem die Umsetzung mittels des oder der Mikroorganismen DSM 7329 und/oder DSM 7330 und/oder mittels von diesen Mikroorganismen produzierten Enzymen erfolgt.

Wenn das Verfahren mit den Mikroorganismen selbst durchgeführt wird, dann erfolgt dies vorzugsweise mit ruhenden oder abgetöteten Mikroorganismen, damit diese das Substrat nicht selbst verwerten.

40 Wenn das Verfahren mittels den von diesen Mikroorganismen produzierten Enzymen erfolgt, dann kann dies mit einer Maische der Mikroorganismen (z. B. erhalten mittels einer French Press oder Glasperlenmühle), einem Rohextrakt oder mit mehr oder weniger aufgereinigten Enzymen der Mikroorganismen erfolgen.

45 Die vorliegende Erfindung betrifft auch die Verwendung des Mikroorganismus DSM 7329 und/oder des Mikroorganismus DSM 7330 zur Anzucht von Mutanten oder Varianten dieser Mikroorganismen oder zur Gewinnung eines eine Carbamoylase oder Hydantoinase und/oder Hydantoinracemase codierenden Gens oder zur Insertion eines eine Carbamoylase und/oder Hydantoinase und/oder Hydantoinracemase codierenden Gens in einen Mikroorganismus oder eine Zelle oder zur Herstellung einer L- α -Aminosäure.

50 Die Anzucht von Mutanten oder Varianten dieser Mikroorganismen kann z. B. durch Selektion spontan vorkommender Mutationen erfolgen. Andere Möglichkeiten sind z. B. die Mutationen durch Einwirkungen von chemischen Stoffen und/oder radioaktiver Strahlung und/oder UV-Licht.

55 Die Gewinnung eines oder mehrerer Gene aus den Mikroorganismen dient z. B. der Sequenzanalyse der Gene für die Enzyme oder zur Insertion in einen Mikroorganismus, wobei durch Auswahl des Mikroorganismus, in den das Gen insertiert wird, ein Mikroorganismus erhalten werden kann, der größere Mengen des oder der für das oben beschriebene Verfahren entscheidenden Enzyme produziert. U. U. kann das Gen auch in eine tierische oder pflanzliche Zelle eingebaut werden. Der Einbau des Gens erfolgt mit den in der Mikrobiologie üblichen Methoden, z. B. über einen Vektor.

Die beschriebenen neuen Mikroorganismen stellen eine Reihe von Enzymen in solchen Mengen her, daß die Zellmasse für die oben beschriebenen Verfahren eine sehr hohe Aktivität hat. Bislang sind keine Stämme mit einer höheren Aktivität für diese Verfahren bekannt.

Das oben beschriebene Verfahren zur Herstellung von L- α -Aminosäuren verläuft mit den Mikroorganismen der vorliegenden Erfindung bzw. deren Enzymen praktisch stereospezifisch, wobei die verschiedensten 5-substituierten Hydantoine umgesetzt werden können. Gemäß dem später wiedergegebenen Reaktionsschema werden die entsprechenden Aminosäuren erhalten. Gemäß der vorliegenden Erfindung kann der Rest im Hydantoin ein Alkylrest sein, verzweigt sein, cyclisch sein, mit einem oder mehreren Heteroatomen substituiert sein, aromatisch sein, heteroaromatisch sein, etc. Schwierigkeiten bereiteten lediglich 5-Methylhydantoin, 5,5-disubstituierte Hydantoine, mehrfach substituierte Phenylhydantoine, wie 5-3'-Methyl-4'-aminomethylphenylhydantoin; sperrige Substituenten unmittelbar am Hydantoin, wie 5-t-Butylhydantoin sowie Reste mit geladenen Substituenten nahe am Hydantoin, wie z. B. 5- β -Carboxylethylhydantoin, 5- γ -Aminopropylhydantoin, 5- δ -Aminobutylhydantoin. Umsetzen ließen sich hingegen eine Vielzahl von Verbindungen, wie z. B. 5-substituierte Hydantoine mit dem Substituenten Isopropyl, N-Propyl, N-Butyl, Methylthioethyl, Isobutyl, Indolylmethyl, Cyclohexylmethyl, Benzyl, Naphthylmethyl, Phenyl, wobei die unterschiedlichsten Substituenten möglich sind, z. B. am Benzyl, p-Fluor, p-Chlor, p-Amino, p-Methoxy, p-Carboxyl. Dem 5-Substituenten im Hydantoin bzw. der N-Carbamoylaminosäure können somit keine grundsätzlichen Einschränkungen zugesprochen werden, da auf Grund der Vielzahl von möglichen Substituenten und der Vielzahl der möglichen Funktionalisierungen der Substituenten bzw. der Aminosäure-Reste grundsätzlich alle typischen 5-substituierten Hydantoine oder entsprechende N-Carbamoylaminosäuren als Substrat in Betracht kommen.

Im Europa Patent 0 159 866 B1 wird ein Bakterium der Gattung *Arthrobacter* sp. DK-200 beschrieben, welches L- α -Aminosäuren aus dem korrespondierenden 5-Arylalkylhydantoinen und/oder aus der entsprechenden N-Carbamoylaminosäure bilden kann. Hier wird lediglich die Synthese von L-Phenylalanin, L-Tryptophan und L-Tyrosin beschrieben. Über spezifische Enzymaktivitäten oder den enzymatischen Mechanismus werden keine Angaben gemacht.

Arthrobacter sp. DK-200 unterscheidet sich eindeutig von den neuen Mikroorganismen *Arthrobacter* sp. DSM 7329 und DSM 7330:

Arthrobacter sp. DK-200 kann Stärke nicht hydrolytisch spalten, dies ist ein entscheidendes physiologisches Merkmal zur Identifizierung der Arten innerhalb der Gattung *Arthrobacter*. Ferner zeigt der Stamm keine Ureaseaktivität und in Bezug auf Denitrifizierung wird der Stamm als positiv eingestuft. Ferner ist Wachstum des Stammes *Arthrobacter* DK-200 nicht mehr bei einer Temperatur über 33,2 °C zu beobachten. Weiterhin bestehen Unterschiede physiologischer Merkmale wie in der Verwertung von Milchzucker als Kohlenstoffquelle sowie in der Säurebildung aus Zuckern (L-Arabinose negativ und Glycerin positiv) wie aus der Tabelle 1 zu ersehen ist.

Tabelle 1

Physiologische und Bakteriologische				
	Eigenschaften	DSM 7329	DSM 7330	DK 200
	Denitrifizierung	-	-	+
	Hydrolytische Spaltung von Stärke	+	+	-
	Urease	+	+	-
45	Wachstum bei nicht bei	33 °C >34 °C	35 °C >36 °C	17.8 °C >33.3 °C
	Wachstum bei [% NaCl] nicht bei	2 % >3 %	5 % >6 %	2 % >5 %
50	Bildung von Säuren aus Zucker:			
	L-Arabinose	+	+	-
	Glycerin	-	-	+
55	Verwertung von Kohlenstoffquellen			
	Milchzucker	+	+	-

In der Patentschrift DE 37 12 539 C2 werden 3 Mikroorganismen beschrieben, DW 3 (DSM 3745), CW 4 (DSM 3746) und CW 5 (DSM 3747) die in die Gruppe der saprophytischen, aeroben Coryneformen Bakterien einzuordnen sind. Diese Mikroorganismen sind befähigt, aus den korrespondierenden 5-Arylalkylhydantoinen und N-Carbamoyl- α -aminoäuren die entsprechende aromatische L- α -Aminoäure freizusetzen. Es wird ferner die Umsetzung von D,L-5-Methylthioethylhydantoin über D-N-Carbamoylmethionin zu L-Methionin beschrieben. Für diese Umsetzungen werden keine spezifischen Produktivitäten für die eingesetzten Organismen angegeben. Die Umsetzungen von D-N-Carbamoylaminosäuren zu L-Aminoäuren wird durch die Anwesenheit einer Racemase auf die Ebene der N-Carbamoylzwischenverbindungen begründet (DE 37 12 539, S. 2, Z. 42 - 44). In der neuesten Veröffentlichung über den Stamm DSM 3747 wird eine Beteiligung einer D-N-Carbamoylaminosäure bei der Gewinnung von L-Aminoäuren aus den korrespondierenden D,L-5-monosubstituierten Hydantoinen nicht mit einbezogen (vgl. Syldatk, C., Müller, R., Pietzsch, M., Wagner, F., MICROBIAL AND ENZYMATIC PRODUCTION OF L-AMINO ACIDS FROM D,L-5-MONOSUBSTITUTED HYDANTOINS in: Biocatalytic production of amino acids and derivates (Rozell, J. D. and Wagner, F., eds.) Hanser Verlag, München, 1992, S. 129 - 176). Die Unterscheidung der in der Patentschrift DE 37 11 539 beschriebenen Mikroorganismen DSM 3745 bis DSM 3747 gegenüber den beiden Mikroorganismen DSM 7329 und DSM 7330 ist auf physiologischer Ebene eindeutig, wie aus der Gegenüberstellung aus Tabelle 2 hervorgeht.

Tabelle 2

Physiologische und Bakteriologische						
Eigenschaften		DSM 7329	DSM 7330	DSM 3745	DSM 3746	DSM 3747
gram-Färbung Oxidase Wachstum nicht über	+	+	+	-	-	-
	-	-	+	-	-	-
	34	36	37	35	35	35
Bildung von Säuren aus Zucker						
L-Arabinose D-Sorbit	+	+	+	-	+	-
	+	+	-	-	-	-
Verwertung von Kohlenstoffquellen						
Glycerin Stärke Citronensäure	-	-	+	+	+	+
	-	-	+	+	+	+
	-	-	+	+	+	+

Es sind eine Reihe von Verfahren zur Herstellung von aliphatischen L- α -Aminoäuren, ausgehend von 5-Alkylhydantoinen oder den entsprechenden N-Carbamoylaminosäuren, bekannt.

In der Patentschrift DE 37 02 384 A1 (US-Patent 5 071 752) wird die Bildung von L-Aminoäuren aus den korrespondierenden 5-substituierten Hydantoinen am Beispiel von L-Leucin, L-Valin und L-Cystein mit dem Mikroorganismus Nocardia spec. DSM 3306 beschrieben. Jedoch wurde weder die spezifische Aktivität angegeben noch ein Mechanismus für die Hydantoinhydrolyse vorgeschlagen.

Nach dem japanischen Patent Sho 55-29678 lässt man ein Corynebacter sepedonicum auf L- oder D,L-N-Carbamoylmethionin einwirken, wobei das im Substratgemisch enthaltene L-N-Carbamoylmethionin in L-Methionin umgesetzt wird. Nach diesem Verfahren kann jedoch nur das L-enantiomere Substrat in L-Methionin überführt werden, während das D-N-Carbamoylmethionin nicht umgesetzt wird. Ebenso wird in der japanischen Patentschrift JP-B-29678/80 ein Prozeß beschrieben, in dem aus D,L-N-Carbamoylmethionin mit einem mikrobiellen Enzym L-Methionin gebildet wird. Nach der Umsetzung ist eine Trennung von L-Methionin von dem nicht umgesetzten D-N-Carbamoylmethionin erforderlich.

Guivarch, M., Gillonnier, C. and Brunie, J.-C. (1980): OBTENTION D'AMINO ACIDES OPTIQUEMENT ACTIFS A L'AIDE D'HYDANTOINASES, Bull. Soc. Chim. Fr. No. 1-2, 91 - 95, b schreibt die Bildung von L-Methionin aus D,L-5-Methylthioethylhydantoin mit Arthrobacter ureafaciens, dabei wird eine Racemisierung auf der Zwischenstufe von D- und L-N-Carbamoylmethionin angenommen. Dieser Reaktionsweg findet in den neuen Mikroorganismen DSM 7329 und DSM 7330 nicht statt.

Im japanischen Patent (B 2) Hei 4-39316 werden zwei neuartige Arthrobacter spec. DP-B-1001 und DP-B-1002 beschrieben, die aus 5-substituierten Hydantoinen und aus N-Carbamoylaminosäuren, unabhängig ob sie in der D-, der L-, der D,L-Form oder als Gemisch vorliegen, die entsprechenden L-Aminoäuren

bilden. Über einen Reaktionsmechanismus wird in dieser Patentschrift keine Aussage gemacht. Diese neuartigen Mikroorganismen unterscheiden sich aber wesentlich in ihren physiologischen Merkmalen gegenüber den Organismen DSM 7329 und DSM 7330, wie aus Tabelle 3 zu erkennen ist. Außerdem bestehen deutliche Unterschiede in den spezifischen Aktivitäten zur Umsetzung von D-N-Carbamoylmethionin zu L-Methionin, wie in Tabelle 4 aufgezeigt ist.

Tabelle 3:

		Physiologische und Bakteriologische Eigenschaften			
		DSM 7329	DSM 7330	1001	1002
Hydrolytische Spaltung					
	von Stärke	+	+	-	-
20	Wachstum bei [°C]	33	35	30	30
	nicht über [°C]	34	36	37	37
	Wachstum bei [% NaCl]	2 %	5 %	2 %	2 %
25	nicht über	3 %	6 %	5 %	5 %
	Nährstoffbedarf	-	-	Biot.	Biot.
	Verwertung v. Malonat	+	+	+	-
Bildung von Säure aus Zucker:					
	D-Sorbit	+	+	-	-
	Inositol	♦	♦	-	-
35	Glycerin	-	-	+	♦
Verwertung von Kohlenstoffquellen:					
40	D-Sorbit	+	+	-	-
	Glycerin	-	-	+	♦
	Adonit	-	♦/-	-	-
	Ethanol	+	♦	-	-
45	β-Alanin	+	-	♦	-
	L-Ornithin	+	♦	-	-
	L-Threonin	-	♦	♦	♦
50	L-Valin	+	-	-	-

Physiologische und Bakteriologische Eigenschaften

	DSM	DSM		
	7329	7330	1001	1002
5				
	Essigsäure	-	-	+
	D,L-Milchsäure	-	-	+
10	Propionsäure	-	-	+
	meso-Weinsäure	-	+	-
	m-Hydroxybenzoësäure	-	-	+
15	p-Hydroxybenzoësäure	-	-	+
	Malonsäure	+	+	+
	Bernsteinsäure	-	-	+
20	Citronensäure	-	-	+
	Gluconsäure	-	-	+
	Fumarsäure	+	-	+
25	Harnsäure	-	+	-

Die Berechnung der Spezifischen Aktivitäten ganzer Zellen erfolgte nach folgender Gleichung:

30

$$A_{\text{spez.}} = \frac{\text{mmol bzw. g umgesetztes Substrat}}{\text{g BFM} \cdot \text{h}}$$

35

Tabelle 4:

40

Nach der JP (B 2) Hei 4-39316 verfügt der Japanische Stamm DP-B-1001 über folgende Spezifische Aktivitäten für D-N-Carbamoylmethionin:

45

$$A_{\text{spez.}} = \frac{2.0 \text{ (mmol)}}{10 \text{ (g BFM)} \cdot 48 \text{ (h)}} = 0.00417 \text{ (mmol/g BFM} \times \text{h)}$$

50

55

Unter Identischen Bedingungen verfügt der Stamm
DSM 7330 über folgende Spezifische Aktivitäten für
D-N-Carbamoylmethionin:

5

$$A_{\text{spez.}} = \frac{2.6 \text{ (mmol)}}{10 \text{ (g BFM)} \cdot 21 \text{ (h)}} = 0.0124 \text{ (mmol/g BFM X h)}$$

10

d. h. eine Steigerung der Spezifischen Aktivitäten für
D-CM unter den in der o. g. JP-B. Beispiel 1
angegebenen Bedingungen um den Faktor 3.3 bezogen auf
(g/g BFM X h)

Unter Verwendung eines anderen Puffers (0.1 M
Na-Carbonat-Puffer, pH: 8.5) und doppelter
Substratzugabe wurde eine Spez. Aktivität von:

25

$$A_{\text{spez.}} = \frac{5.2 \text{ (mmol)}}{10 \text{ (g BFM)} \cdot 21 \text{ (h)}} = 0.0248 \text{ (mmol/g BFM X h)}$$

30

ermittelt, d. h. eine weitere Steigerung auf den
Faktor 6.5.

Unter veränderten Bedingungen (0.2 M Tris/HCl-Puffer,
pH: 8.0, 30°C, ohne Begasung und ohne sonstige
35 Zusätze) wurde folgende Spezifische Aktivität
ermittelt:

40

$$A_{\text{spez.}} = \frac{4.24 \text{ (mmol)}}{10 \text{ (g BFM)} \cdot 9.33 \text{ (h)}} = 0.045 \text{ (mmol/g BFM X h)}$$

45

d. h. eine weitere Steigerung auf den Faktor 12!

50

BFM: Bakterienfeuchtmasse;

D-CM: D-N-Carbamoylmethionin

Mit der vorliegenden Erfindung erfolgte die Isolierung zweier neuer Arthrobacter spec. DSM 7329 und DSM 7330, die gegenüber dem Stand der Technik eine deutlich erhöhte Produktivität aufweisen und vorwiegend aliphatische L-Aminosäuren, wie z. B. L-Methionin aus D-, und/oder L-, und/oder D,L- eines 5-monosubstituierten Hydantoin und/oder der korrespondierenden N-Carbamoyl-aminoäure und/oder einem Gemisch aus den beiden erwähnten Substanzklassen nach dem in Schema 1 wiedergegebenen neu aufgeklärten Reaktionsmechanismus herstellen. "Alkyl" steht hier nur beispielhaft für das o. g. Substrat-spektrum. Die Pfeilstärke steht für die gefundenen Geschwindigkeiten.

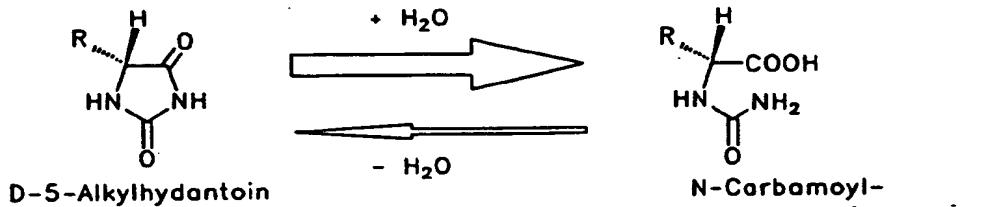
Schema 1

5

10

Hydantoinase

15



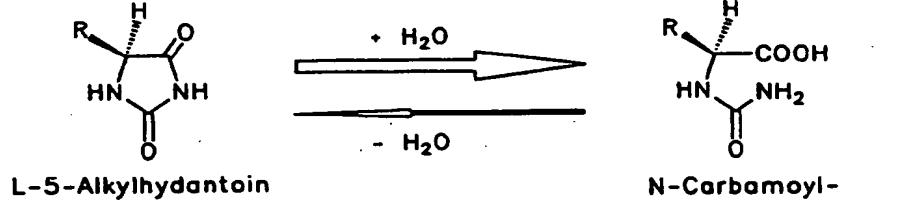
20

Racemase
und/oder
chemische
Racemisierung

25

Hydantoinase

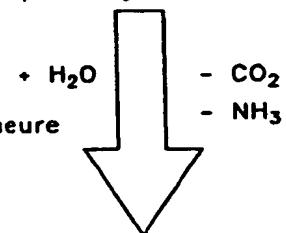
30



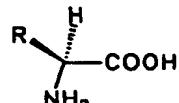
35

**N-Carbamoyl-L-Aminosaeure
Amidohydrolase**

40



45



50 Die Erfindung wird im folgenden anhand von Beispielen näher ausgeführt.

Beispiel 1: Isolierung der Mikroorganismen

55 Jeweils 50 ml ein s synthetischen Mediums mit D,L-5-Methylthioethylhydantoin als alleinig Stickstoffquelle der Zusammensetzung

5	KH ₂ PO ₄ K ₂ HPO ₄ MgSO ₄ · 7 H ₂ O CaCl ₂ · 2 H ₂ O FeSO ₄ · 7 H ₂ O Glucose D,L-Methylthioethylhydantoin Spurenelementlsg.	1.0 g/l 1.816 g/l 0.123 g/l 0.017 g/l 0.006 g/l 5.0 g/l 1.0 g/l 10 ml/l
10	pH: 7.0,	

wobei die Spurenelementlösung folgende Zusammensetzung hat:

15	Ethylendiamintetraacetat(Na ⁺) FeSO ₄ · 7 H ₂ O ZnSO ₄ · 7 H ₂ O MnCl ₂ · 4 H ₂ O H ₃ BO ₃	500 mg/l 200 mg/l 10 mg/l 3 mg/l 30 mg/l
20	CoCl ₂ · 4 H ₂ O CuCl ₂ · 2 H ₂ O NiCl ₂ · 6 H ₂ O Na ₂ MoO ₄ · 2 H ₂ O	1 mg/l 1 mg/l 1 mg/l 3 mg/l

25 werden mit 1 g Bodenprobe verschiedenster Standorte in 500 ml Erlenmeyerkolben mit Schikanen bei 30 °C, pH: 7,0 und 100 Upm auf eine Rotationsschüttelmaschine (Braun, Melsungen) 4 Tage inkubiert. Anschließend werden jeweils 1 ml dieser Suspension in frischer steriler der o. g. Nährösung überimpft und erneut 4 Tage bei 30 °C, pH: 7,0 und 100 Upm auf der Rotationsschüttelmaschine inkubiert. Nach 10 Kultivierungspassagen wird jeweils die Suspensionskultur über eine Verdünnungsreihe auf Agarplatten auf einem Komplexmedium ausgestrichen bis nach Inkubation bei 30 °C nach 3 Tagen Einzelkolonien aufgewachsen sind. Die Einzelkolonien werden in bekannter Weise in Reinkultur gebracht.

Zusammensetzung des Komplexmediums für die einzelnen Mikroorganismen-Stämme:

35	Glucose Techn. Hefeextrakt Zitronensäure MgSO ₄ · 7 H ₂ O CaCl ₂ · 2 H ₂ O KH ₂ PO ₄ K ₂ HPO ₄ Spurenelementlsg. Agar	10.0 g/l 0.5 g/l 0.5 g/l 0.1 g/l 0.05 g/l 1.0 g/l 1.816 g/l 10.0 ml/l 20.0 g/l
45	pH: 7.0	

Zur Prüfung auf die enzymatische Aktivität zur Gewinnung von L- α -Aminosäuren aus D,L-5-monosubstituierten Hydantoinen werden die so erhaltenen Reinkulturen wie folgt in Submerskulturen gezüchtet: In einem 500 ml Erlenmeyerkolben mit Schikanen werden 100 ml steriles Nährmedium I mit einer 50 Abschwemmung einer neu erhaltenen Reinkultur beimpft und bei 30 °C, pH: 7,0 und 100 Upm auf der Rotationsschüttelmaschine 24 h lang inkubiert. Von der so erhaltenen Suspensionskultur werden 500 ml steriles Nährmedium II in einem 2000 ml Erlenmeyerkolben mit Schikanen mit 10 ml d r Vorkultur beimpft. Die erneute Kultivierung erfolgt über 36 h bei 30 °C, pH: 7,2 und bei 100 Upm auf der Rotationsschüttelmaschine. Danach werden die Zellen abzentrifugiert und zweimal mit 0.9 %-iger NaCl-Lösung gewaschen. Die so erhaltene Zellfeuchtmasse kann entweder sofort auf die enzymatische Aktivität geprüft aber auch bei -18 °C bis zu mehreren Wochen zwischengelagert werden.

Nährmedium I setzt sich wie folgt zusammen:

5

10

Glucose	10.0 g/l
$(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$	6.50 g/l
Zitronensäure	0.32 g/l
$\text{MgSO}_4 \cdot 7 \text{ H}_2\text{O}$	0.20 g/l
$\text{CaCl}_2 \cdot 2 \text{ H}_2\text{O}$	0.02 g/l
$\text{MnCl}_2 \cdot 4 \text{ H}_2\text{O}$	0.02 g/l
$\text{FeSO}_4 \cdot 7 \text{ H}_2\text{O}$	0.02 g/l
KH_2PO_4	4.54 g/l
K_2HPO_4	7.61 g/l

Das Nährmedium II hat folgende Zusammensetzung:

15

20

25

Glucose	15.0 g/l
Techn. Hefeextrakt	1.0 g/l
$(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$	6.50 g/l
Zitronensäure	0.62 g/l
$\text{MgSO}_4 \cdot 7 \text{ H}_2\text{O}$	0.40 g/l
$\text{CaCl}_2 \cdot 2 \text{ H}_2\text{O}$	0.04 g/l
$\text{MnCl}_2 \cdot 4 \text{ H}_2\text{O}$	0.04 g/l
$\text{FeSO}_4 \cdot 7 \text{ H}_2\text{O}$	0.04 g/l
KH_2PO_4	3.40 g/l
$\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 2 \text{ H}_2\text{O}$	4.42 g/l
D,L-5-Indolylmethyl-N-3-methylhydantoin	0.25 g/l

Die enzymatische Aktivität der so erhaltenen Zellfeuchtmasse (BFM) wird unter folgenden Reaktionsbedingungen vergleichend getestet: In 50 ml 0.2 molaren Tris/HCl-Puffer pH: 8.0 werden 50 mg D,L-5-Methylthioethylhydantoin und 2,5 g BFM zugesetzt und 24 h bei 30 °C inkubiert. Danach wird die Zellsuspension zentrifugiert und der klare Überstand mittels HPLC-Analytik untersucht. Als besonders aktiv 30 haben sich zwei Stämme herausgestellt, die bei der Deutschen Sammlung für Mikroorganismen (DSM) unter den Nummern DSM 7329 und DSM 7330 hinterlegt sind. Sie haben folgende physiologische und bakteriologische Eigenschaften, die in Tabelle 5 zusammengestellt sind.

35

40

45

50

55

TABELL 5:

Physiologische und Bakteriologische Eigenschaften		
	DSM	DSM
	7329	7330
Eigenschaften		
Zellgröße (L·Ø)	(0.3 - 0.6) *	(0.1 - 0.2) µm
Zellform	kurze Stäbchen	
Pleomorphie	+	+
Beweglichkeit	-	-
Geißeln	-	-
Gram-Färbung	+	+
Sporen	-	-
Säurebeständigkeit	-	-
Reduktion von Nitraten	-	-
Denitrifizierung	-	-
MR-Test	-	-
VP-Test	-	-
Hydrolytische Spaltung von Stärke	+	+
Verwertung von anorgani- schen Stickstoffquellen	+	+

Physiologische und Bakteriologische Eigenschaften		
	DSM	DSM
	7329	7330
Bildung von Farbstoffen		
Urease	+	+
Oxidase	-	-
Katalase	+	+

Physiologische und Bakteriologische Eigenschaften

	DSM	DSM	
	7329	7330	
5			
	Wachstum bei [°C]	33	35
10	nicht über [°C]	34	36
	Wachstum bei [% NaCl]	2 %	5 %
	nicht über	3 %	6 %
	Verhalten gegenüber		
15	Sauerstoff (aerob +)	+	+
	Nährstoffbedarf	-	-
	Gluconsäureoxidation	-	-
20	Verwertung v. Malonat	+	+
	Bildung von Säure aus Zucker:		
25	L-Arabinose	+	+
	D-Xylose	+	+
	D-Glucose	+	+
	D-Mannose	+	+
30	D-Fructose	+	+
	D-Galactose	+	+
	Maltose	+	+
35	Rohrzucker	+	+
	Milchzucker	+	+
	Trehalose	+	+
40	D-Sorbit	+	+
	D-Mannit	+	+
	Inosit	+	+
	Glycerin	-	-
45	Stärke	-	-
	Raffinose	+	+
	Adonit	-	-
50	Rhamnose	+	+

Physiologische und Bakteriologische Eigenschaften

	DSM	DSM
	7329	7330

5

Verwertung von Kohlenstoffquellen:

10	L-Arabinose	+	+
15	D-Xylose	+	+
20	D-Glucose	+	+
25	D-Mannose	+	+
30	D-Fruktose	+	+
35	D-Galactose	+	+
40	Malzzucker	+	+
45	Rohrzucker	+	+
50	Milchzucker	+	+
55	Threhalose	+	+
60	D-Sorbit	+	+
65	D-Mannit	+	+
70	Inosit	+	+
75	Glycerin	-	-
80	Stärke	-	-
85	Raffinose	+	+

Physiologische und Bakteriologische Eigenschaften

	DSM	DSM
	7329	7330

40

45	Adonit	-	+ / -
50	Rhamnose	+	+
55	Ethanol	+	+
60	β -Alanin	+	-
65	D,L-Arginin	+	+
70	L-Histidin	+	+

55

Physiologische und Bakteriologische Eigenschaften

	DSM	DSM
5	7329	7330
L-Ornithin	+	+
10 L-Threonin	-	+
L-Valin	+	-
Ameisensäure	-	-
15 Essigsäure	-	-
Butyrat	-	-
D,L-Milchsäure	-	-
Propionsäure	-	-
20 meso-Weinsäure	-	+
D-(-)-Weinsäure	-	-
m-Hydroxybenzoësäure	-	-
25 p-Hydroxybenzoësäure	-	-
Glycolsäure	-	-
Malonsäure	+	+
30 Bernsteinäure	-	-
Citronensäure	-	-
α -Ketoglutarat	+	+
Pyruvat	+	+
35 Glyoxylat	-	-
Gluconsäure	-	-
Fumarsäure	+	-
40 Pimelinsäure	-	-
Harnsäure	-	+
Hippursäure	+	+
45 Adipinsäure	-	-
Glutarsäure	-	-
Panthothensäure	-	-
50 Lävulinsäure	-	-
Citraconsäure	-	-

Physiologische und Bakteriologische Eigenschaften

	DSM	DSM
	7329	7330
5		
10		
15		
20		
25		
30		
35		
40		
45		
50		
55		

Durch chemische und/oder physikalische Mutation oder durch Selektion in kontinuierlicher Kulturführung können aus diesen Mikroorganismen Mutanten oder Varianten angereichert werden mit erhöhten und/oder stabileren Enzymaktivitäten.

Beispiele für die Umsetzungen von D,L-5-monosubstituierten Hydantoinen, die mit den erfindungsgemäßen Mikroorganismen über die N-Carbamoyl- α -Aminosäuren zu L- α -Aminosäuren entsprechend dem gezeigten Reaktionsmechanismus hydrolysiert werden können, sind in Tabelle 6 aufgeführt, mit beiden Stämmen werden im Bereich der Meßgenauigkeit die gleichen Ergebnisse gefunden.

25

30

35

40

45

50

55

Tabelle 6:

5	R =	Einsatz [mMol]	D,L-Hydantoin [mMol]	N-Carbamoyl- derivat [mMol]	L- α -Amino- säure [mMol]
10	<chem>CH3-S-CH2-CH2-</chem>	11.5	-	-	11.4
15	<chem>CH3-CH2-CH-</chem> <chem>CH3</chem>	12.8	0.64	3.84	8.3
20	<chem>c1ccc2c(c1)sc(C)c2</chem>	8.7	-	-	8.6
25	<chem>C1CCCCC1-CH2-</chem>	10.2	1.02	3.06	6.12
30	<chem>c1ccccc1-CH2-</chem>	10.5	-	-	10.4
35	<chem>Cl-c1ccccc1-CH2-</chem>	8.9	-	-	8.8
40	- : nicht nachweisbar				

45 Reaktionsbedingungen: Die angegebene Substratkonzentration wird in 50 ml 0.1 M Natrium-Carbonat-Puffer pH: 8.5 mit 1.5 g BFH bei 30 °C über 24 h inkubiert.

Beispiel 2: Anzucht der Biomasse

50 Ein 500 ml Erlenmeyerkolben mit 100 ml sterilem Nährmedium I wird mit einer Platinöse des Stammes DSM 7330 von einer Schrägagarkultur beimpft und auf der Rundschüttelmaschine bei 100 Upm und 30 °C kultiviert. Nach einer Inkubationszeit von 24 h dient diese Suspensionskultur als Inoculum für die 2. Vorkultur. Zehn 2000 ml Erlenmeyerkolben mit 500 ml sterilem Nährmedium I werden je mit 10 ml der 1. Vorkultur angeimpft und erneut 24 h bei 100 Upm und bei 30 °C inkubiert. Nach der Inkubationszeit di 55 diese Vorkultur II als Inokulum für einen 50 l Bioreaktor. Dieser ist ausgerüstet mit einem Intensorsystem und wird mit 45 l Nährmedium entsprechend der Zusammensetzung des Nährmediums II verersetzt, bei pH: 6.5 und einer Temperatur von 121 °C und ca. 1 bar Überdruck 30 min sterilisiert. Nach Abkühlen auf 30 °C wird mit 10 %iger NaOH auf pH 7,0 eingestellt und anschließend mit der Suspensionskultur aus Vorkultur II

angeimpft. Die Züchtung erfolgt bei 30 °C und einer Rührerdrehzahl von 400 Upm und einer Belüftungsrate von 0.8 V/V/m. Nach 18 h wird die Zellfeuchtmasse abzentrifugiert und anschließend mit 0.9 %iger Kochsalzlösung zweimal gewaschen. Die so erhaltene Zellfeuchtmasse kann sofort, oder nach Zwischenlagerung bei -18 °C zu einem späteren Zeitpunkt für die enzymatische Umsetzung verwendet werden. Es werden 1.725 kg Zellfeuchtmasse erhalten.

Analog wird der Stamm DSM 7329 gezüchtet, dabei werden 1,69 kg Zellfeuchtmasse, entsprechend 0.34 kg Zelltrockenmasse, erhalten.

Beispiel 3:

10 83 g Zellfeuchtmasse von DSM 7330 und 20 g (115 mM) D,L-Methylthioethylhydantoin werden in 1000 ml 0.1 M Soerensen-Puffer pH: 8.0 suspendiert und bei 35 °C, bei N₂-Begasung in einem 2 l Rührreaktor unter Rühren 28 h inkubiert. Anschließend werden die Zellen abzentrifugiert und der Überstand mittels Hochdruckflüssigkeitschromatographie (HPLC) analysiert. Im Überstand wurden 16.4 g (110 mM) L-Methionin nachgewiesen.

15 Ausbeute = 95.6 % d. Th.

Beispiel 4:

20 100 g Zellfeuchtmasse von DSM 7330 und 10 g (52 mmol) D-Carbamoylmethionin werden in 1000 ml 0.2 M Tris/HCl-Puffer, pH 8.0 bei 30 °C suspendiert und ohne Begasung in einem 2 l Rührreaktor unter Rühren 9 h inkubiert. Nach Zentrifugation werden im Überstand 6.6 g (44 mmol) L-Methionin nachgewiesen.

Ausbeute = 84.6 % d. Th.

25 Beispiel 5:

100 g Zellfeuchtmasse von DSM 7329 und 10 g (52 mmol) L-Carbamoylmethionin werden in 1000 ml 0.2 M Tris/HCl-Puffer, pH 8.0, 30 °C suspendiert und ohne Begasung in einem 2 l Rührreaktor unter Rühren 3,5 h inkubiert. Nach Zentrifugation werden im Überstand 7.68 g (51.5 mmol) L-Methionin nachgewiesen.

30 Ausbeute = 99 % d. Th.

Beispiel 6:

100 g Zellfeuchtmasse von DSM 7330 und 10 g (52 mmol) D,L-Carbamoylmethionin werden in 1000 ml 35 0.2 M Tris/HCl-Puffer, pH 8.0, 30 °C suspendiert und ohne Begasung in einem 2 l Rührreaktor unter Rühren 9 h inkubiert. Nach Zentrifugation werden im Überstand 7.16 g (48 mmol) L-Methionin nachgewiesen.

Ausbeute = 92 % d. Th.

40 Beispiel 7:

100 g Zellfeuchtmasse von DSM 7330 und 10 g Technisches Hydantoin, bestehend aus 10.4 mmol D,L-Carbamoylmethionin und 41.6 mmol D,L-Methylthioethylhydantoin, werden in 1000 ml 0.2 M Tris/HCl-Puffer, pH 8.0, 30 °C suspendiert und ohne Begasung in einem 2 l Rührreaktor unter Rühren 15 h inkubiert. Nach Zentrifugation werden im Überstand 7.01 g (47 mmol) L-Methionin nachgewiesen.

45 Ausbeute = 90.3 % d. Th.

Beispiel 8: Herstellung eines Rohextraktes und gereinigter Enzymlösung

Die Mikroorganismen DSM 7329 bzw. 7330 werden in einer Glasperlenmühle ca. 15 min aufgeschlossen und anschließend die Biomasse durch Zentrifugieren abgetrennt. Der Überstand ist der Enzym-Rohextrakt und enthält ca. 21 g/l Protein.

Zur Isolierung der in dem Rohextrakt enthaltenen Hydantoinase wird dieser nach üblichen Methoden aufgearbeitet. Im vorliegenden Fall erfolgt dies durch aufsteigende fraktionierte Fällung, beginnend mit 1.7 M Ammoniumsulfat, anschließender Protaminsulfat(3 g/l)-Trennung und anschließender Fällung des Proteins 55 durch 2.5 M Ammoniumsulfat. Das so erhaltene vorgereinigte Produkt wird säulenchromatographisch weiter gereinigt, wobei nacheinander Butylsepharose, Phenylsepharose und zweimal Anionenaustausch-Chromatographie (pH 7.8, pH 6.6) erfolgt. Der Stamm DSM 7329 hat nach der 1. Anionenaustausch-Chromatographie einen Proteingehalt von 0,12 g/l, der Stamm DSM 7330 nach der 2. Anionenaustausch-Chromatographie

einen Proteingehalt von 0,1 g/l (nach Bredford). Die Proteinreinheit wird durch Gelelektrophores bestimmt.

Der Enzym-Rohextrakt (21 g/l) und die gereinigte Enzymlösung (0,1 g/l Hydantoinase) werden in den folgenden Beispielen eingesetzt.

5 Beispiel 9:

0.00575 mmol D-Methylthioethylhydantoin wurden mit 100 l Enzym in 900 l 0.1 M Tris/HCl-Puffer pH 8.5 bei 42 °C 1 h inkubiert. Nach Beendigung des Aktivitätstests wurden im Überstand 0.00351 mmol D-Carbamoylmethionin gemessen, was einem Umsatz von 61 Mol% entspricht.

10 Beispiel 10:

0.00575 mmol L-Methylthioethylhydantoin wurden mit 100 l Enzym in 900 l 0.1 M Tris/HCl-Puffer pH 8.5 bei 42 °C 1 h inkubiert. Nach Beendigung des Aktivitätstests wurden im Überstand 0.000863 mmol L-Carbamoylmethionin gemessen, was einem Umsatz von 15 Mol% entspricht.

15 Beispiel 11:

0.00521 mmol D-Carbamoylmethionin wurden mit 100 l Enzym in 900 l 0.1 M Tris/HCl-Puffer pH 8.5 bei 42 °C 1 h inkubiert. Nach Beendigung des Aktivitätstests wurden im Überstand 0.000162 mmol D-Methylthioethylhydantoin gemessen, was einem Umsatz von 3.1 Mol% entspricht.

20 Beispiel 12:

25 0.00521 mmol L-Carbamoylmethionin wurden mit 100 l Enzym in 900 l 0.1 M Tris/HCl-Puffer pH 8.5 bei 42 °C 1 h inkubiert. Nach Beendigung des Aktivitätstests wurden im Überstand 0.0000521 mmol L-Methylthioethylhydantoin gemessen, was einem Umsatz von 1.0 Mol% entspricht.

30 Beispiel 13:

35 0.00521 mmol L-Carbamoylmethionin wurden mit 100 l Rohextrakt in 900 l 0.1 M Tris/HCl-Puffer pH 8.5 bei 42 °C 0.5 h inkubiert. Nach Beendigung des Aktivitätstests wurden im Überstand 0.00521 mmol L-Methionin gemessen.

40 Patentansprüche

1. Mikroorganismus DSM 7329 und DSM 7330.

45 2. Verfahren zur Herstellung von L- α -Aminosäuren durch enzymatische Umsetzung eines D-, L- und/oder D,L-5-monosubstituierten Hydantoin und/oder einer D-, L- und/oder D,L-N-Carbamoyl- α -aminosäure, dadurch gekennzeichnet,
daß die Umsetzung mittels des oder der Mikroorganismen DSM 7329 und/oder DSM 7330 und/oder mittels von diesen Mikroorganismen produzierten Enzymen erfolgt.

50 3. Verfahren nach Anspruch 2,
dadurch gekennzeichnet,
daß die Umsetzung mit ruhenden Mikroorganismen erfolgt.

4. Verwendung des oder der Mikroorganismen DSM 7329 und/oder DSM 7330 zur Anzucht von Mutanten oder Varianten dieser Mikroorganismen
oder zur Gewinnung eines eine Carbamoylase und/oder Hydantoinase und/oder Hydantoinracemase codierenden Gens
oder zur Insertion eines eine Carbamoylase und/oder Hydantoinase und/oder Hydantoinracemase codierenden Gens in einen Mikroorganismus oder in eine Zelle.



Europäisches Patentamt
European Patent Office
Office européen des brevets



Veröffentlichungsnummer: **0 625 571 A3**

(12)

EUROPÄISCHE PATENTANMELDUNG

(21) Anmeldenummer: 94107323.1

(51) Int. Cl. 6: **C12P 13/04, C12N 15/55,
C12N 15/61, C12N 9/80,
C12N 9/86, C12N 9/90,
C12N 1/20, // (C12N 1/20,
C12R 1:06)**

(22) Anmeldetag: 11.05.94

(33) Priorität: 19.05.93 DE 4316928

(43) Veröffentlichungstag der Anmeldung:
23.11.94 Patentblatt 94/47

(44) Benannte Vertragsstaaten:
**AT BE CH DE DK ES FR GB GR IE IT LI LU MC
NL PT SE**

(48) Veröffentlichungstag des später veröffentlichten
Recherchenberichts: 15.02.95 Patentblatt 95/07

(71) Anmelder: **Degussa Aktiengesellschaft
Weissfrauenstrasse 9
D-60311 Frankfurt (DE)**

(72) Erfinder: **Wagner, Fritz, Prof. Dr.
Hohe Wiese 2
D-38124 Braunschweig (DE)**
Erfinder: **Völkel, Dirk
Ackerstrasse 6
D-38226 Salzgitter (DE)**
Erfinder: **Bommarius, Andreas, Dr.
Liebigstrasse 18
D-60323 Frankfurt am Main (DE)**
Erfinder: **Drauz, Karlheinz, Prof. Dr.
Zur Marlenruhe 13
D-63579 Freigericht (DE)**

(54) **Neue Mikroorganismen, deren Verwendung und Verfahren zur Herstellung von
L-Alpha-Aminosäuren.**

(57) 2.1. N-5-monosubstituierte Hydantoine können
fermentativ bzw. enzymatisch in die enantiomeren-
reine L- α -Aminosäure umgewandelt werden. Aufgabe
sind neue Mikroorganismen, die einfach zu kultivie-
ren sind und hohe L- α -Aminosäure-Ausbeuten aus
verschiedenen Substraten ermöglichen.

2.2. Die Mikroorganismen DSM 7329 und 7330
sind geeignet zur Herstellung von L- α -Aminosäuren
aus entsprechenden Hydantoinen oder Carbamoyl- α -
Aminosäuren. Vorzugsweise erfolgt die Umsetzung
mit ruhenden Mikroorganismen.

2.3. Herstellung von verschiedenen L- α -Amino-
säuren.

EP 0 625 571 A3



Europäisches
Patentamt

EUROPÄISCHER RECHERCHENBERICHT

Nummer der Anmeldung
EP 94 10 7323

EINSCHLÄGIGE DOKUMENTE									
Kategorie	Kennzeichnung des Dokuments mit Angabe, soweit erforderlich, der maßgeblichen Teile	Betrifft Anspruch	KLASSIFIKATION DER ANMELDUNG (Int.CLS)						
X	ANNALS OF THE NEW YORK ACADEMY OF SCIENCES, Bd.672, 1992, NEW YORK Seiten 478 - 483 PIETSCH M. ET AL. 'A new racemase for ...' * das ganze Dokument * ---	1-4	C12P13/04 C12N15/55 C12N15/61 C12N9/80 C12N9/86 C12N9/90 C12N1/20 //(C12N1/20, C12R1:06)						
X	ANNALS OF THE NEW YORK ACADEMY OF SCIENCES, Bd.542, 1988, NEW YORK Seiten 323 - 329 SYLDATK C. ET AL. 'Production of ...' * das ganze Dokument * ---	1-4							
X	DATABASE WPI Section Ch, Week 8706, Derwent Publications Ltd., London, GB; Class B05, AN 87-040871 & JP-A-62 000 271 (DAIICHI KAGAKU YAKU) 6. Januar 1987 * Zusammenfassung * ---	1-4							
X	BIOLOGICAL ABSTRACTS, vol. 90 Philadelphia, PA, US; abstract no. 061459, GROSS C ET AL 'PRODUCTION OF L TRYPTOPHAN FROM D L-5 INDOLYL METHYLHYDANTOIN BY RESTING CELLS OF A MUTANT OF ARTHROBACTER-SPP DSM 3747' * Zusammenfassung * & J BIOTECHNOL, 14 (3-4). 1990. 363-376. ---	1-4 -/-	RECHERCHIERTE SACHGEBIETE (Int.CLS) C12P C12R C12N						
<p>Der vorliegende Recherchebericht wurde für alle Patentansprüche erstellt</p> <table border="1" style="width: 100%; border-collapse: collapse;"> <tr> <td style="width: 33%;">Rechercheort</td> <td style="width: 33%;">Abschlußdatum der Recherche</td> <td style="width: 34%;">Preis</td> </tr> <tr> <td>BERLIN</td> <td>12. Dezember 1994</td> <td>Gurdjian, D</td> </tr> </table> <p>KATEGORIE DER GENANNTEN DOKUMENTE</p> <p>X : von besonderer Bedeutung allein betrachtet Y : von besonderer Bedeutung in Verbindung mit einer anderen Veröffentlichung derselben Kategorie A : technologischer Hintergrund O : nichtchriftliche Offenbarung P : Zwischenliteratur</p> <p>T : der Erfindung zugrunde liegende Theorien oder Grundzüge E : älteres Patentdokument, das jedoch erst am oder nach dem Anmeldedatum veröffentlicht worden ist D : in der Anmeldung angeführtes Dokument L : aus andern Gründen angeführtes Dokument</p> <p>& : Mitglied der gleichen Patentfamilie, übereinstimmendes Dokument</p>				Rechercheort	Abschlußdatum der Recherche	Preis	BERLIN	12. Dezember 1994	Gurdjian, D
Rechercheort	Abschlußdatum der Recherche	Preis							
BERLIN	12. Dezember 1994	Gurdjian, D							



Europäisches
Patentamt

EUROPÄISCHER RECHERCHENBERICHT

Nummer der Anmeldung

EINSCHLÄGIGE DOKUMENTE			
Kategorie	Kennzeichnung des Dokuments mit Angabe, soweit erforderlich, der maßgeblichen Teile	Betreff Anspruch	KLASSIFIKATION DER ANMELDUNG (Int.CLS)
A	<p>BIOLOGICAL ABSTRACTS, vol. 86 Philadelphia, PA, US; abstract no. 123679, MOELLER A ET AL 'STERO AND SUBSTRATE-SPECIFICITY OF A D HYDANTOINASE AND A D-N CARBAMYL-AMINO ACID AMIDOHYDROLASE OF ARTHROBACTER-CRYSTALLOPOIETES AM 2' * Zusammenfassung * & ENZYME MICROB TECHNOL, 10 (10). 1988. 618-625. -----</p>	1-4	
			<p>RECHERCHIERTE SACHGEBIETE (Int.CLS)</p>
<p>Der vorliegende Recherchenbericht wurde für alle Patentansprüche erstellt</p>			
Recherchiert	Abschlußdatum der Recherche	Prüfer	
BERLIN	12. Dezember 1994	Gurdjian, D	
KATEGORIE DER GENANNTEN DOKUMENTE			
<p>X : von besonderer Bedeutung allein betrachtet Y : von besonderer Bedeutung in Verbindung mit einer anderen Veröffentlichung derselben Kategorie A : technologischer Hintergrund O : nichtschriftliche Benennung P : Zwischenliteratur</p>			
<p>T : der Erfindung zugrunde liegende Theorien oder Grundzüge E : älteres Patentdokument, das jedoch erst am oder nach dem Anmeldedatum veröffentlicht worden ist D : in der Anmeldung angeführtes Dokument L : aus andern Gründen angeführtes Dokument</p>			
<p>& : Mitglied der gleichen Patentfamilie, übereinstimmendes Dokument</p>			